# 明細書

# 変異アルカリセルラーゼ

## 技術分野

本発明は衣料用洗剤等に配合可能な変異アルカリセルラーゼに関する。

## 背景技術

衣料用洗剤使用時における洗濯液中のpHは、殆どがpH10~11までのアルカリ性領域にある。従って、衣料用洗剤に配合される酵素は、アルカリ性至適で且つアルカリ性環境下で安定なものが要求されてきた。

従来、衣料用洗剤等に配合可能なアルカリセルラーゼとしては、Bacill <u>us属に属するBacillus</u> sp. KSM-635由来のアルカリセル ラーゼ(特公昭60-23158号公報、特公平6-030578号公報、米国 特許第4945053号明細書等)、<u>Bacillus</u> sp. KSM-64由 来のアルカリセルラーゼ (Shikata et al. Agric. Biol. Chem., 54, 91-96, 1990、S umitomo et al., Biosci. Biotechnol. Biochem., 56, 872-877, 1992)、中温性の好 アルカリ性菌 Bacillus sp. KSM-S237 (FERM-BP7 875:平成9年2月6日付で、独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄 託センター(日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6 (郵便番号30 5-8566)) に寄託した) により生産される耐熱性アルカリセルラーゼ (特 開平10-313859号公報)、<u>Bacillus</u> sp. KSM-N257 由来のアルカリセルラーゼ (特願平12-281378号)、<u>Bacillus</u> sp. KSM-N131由来のアルカリセルラーゼ(特願平12-37385 9号)等が知られているが、これらはカルボキシメチルセルロース(CMC)を 基質とした場合の最適反応 p Hがいずれも 9 付近であり、洗濯に対して最適な p Hを有するものではない。

一方、糖質分解酵素において、その最適反応 p Hを変化させるという研究としては、好アルカリ性 B a c i l l u s 由来のアルカリセルラーゼ (NK1) と B a c i l l u s 由来の中性セルラーゼ (BSC) のキメラタンパク質を構築し、その p H特性を変化させた例が報告されているが、これは、最適 p Hをアルカリ性から中性にシフトさせたものである (Park et al., Protein Eng., 6, 921–926, 1993)。

また最近では、Trichoderma reesei由来のセロビオヒドロラーゼ(Ce17A)に関し、その活性中心近傍のアミノ酸を置換することで、野性型と比較してより最適 pHを上昇させた報告がなされているが(Beker et al, Biochem. J., 356, 19-31, 2001)、これは野生型酵素の最適 pHが酸性領域にあり、その変異体の最適 pHは 1pHユニット以内の上昇にすぎない。

このように、糖質分解酵素においては、その最適反応pHをアルカリ性側にシフトさせた報告例は殆ど無いのが実情である。

本発明は、アルカリセルラーゼの遺伝子を改変することによって、洗剤用酵素 として最適のpHを有する変異アルカリセルラーゼを提供することを目的とする。

## 発明の開示

本発明者らは、配列番号1に示すアルカリセルラーゼ(Eg1-237)について、その活性ドメインを中心に立体構造を予測し、部位特異的変異法により種々の変異を導入することにより目的の酵素を探索した結果、ループ構造の一部を構成する特定領域のアミノ酸残基を欠失させ、当該部位に新たなペプチドを挿入することで、CMC分解活性における最適反応 p Hを上昇できることを見出した。すなわち本発明は、配列番号1で示されるアミノ酸配列又はこれと90%以上の相同性を有するセルラーゼについて、配列番号1の343位~377位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基から選ばれる1以上を欠失させ、当該欠失部分

にアミノ酸残基数2~15のペプチドを挿入した変異アルカリセルラーゼ、及び

それをコードする遺伝子を提供するものである。

また本発明は、該遺伝子を含有するベクター、該ベクターを含有する形質転換 体を提供するものである。

## 図面の簡単な説明

図1a~1cは、配列番号1で示されるアミノ酸配列と90%以上の相同性を 有するセルラーゼのアミノ酸配列を整列させた図である。

図 2 は、アラニンーグリシンーアラニン変異体の最適反応 p Hを示す図である。 図 3 は、アラニンーヒスチジンーアラニン変異体の最適反応 p Hを示す図である。 る。

図4は、アラニンーアルギニンーアラニン変異体の最適反応 p Hを示す図である。

# 発明を実施するための最良の形態

本発明の変異アルカリセルラーゼは、配列番号1で示されるアミノ酸配列又はこれと90%以上の相同性を有するセルラーゼを変異の対象となるセルラーゼ(以下、「親アルカリセルラーゼ」ともいう)とし、当該配列番号1の343位~37位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基から選ばれる1以上を欠失させ、当該欠失部分にアミノ酸残基数2~15のペプチドを挿入してなるものであり、親アルカリセルラーゼは野生型の変異体或いは人為的に変異を施した変異体であってもよい。

ここで、親アルカリセルラーゼである配列番号1に示すアミノ酸配列と90%以上の相同性を有するセルラーゼとしては、当該アミノ酸配列と95%以上の相同性を示すものがより好ましく、98%以上の相同性を示すものがさらに好ましく、これらは野生型又は野生型の変異体であってもよい。尚、アミノ酸配列の相同性はGENETYX-WINのマキシマムマッチングやサーチホモロジー等の

プログラム (ソフトウェア開発) を用いて計算することができる。

また、斯かる配列番号1で示されるアミノ酸配列と90%以上の相同性を有するセルラーゼは、ホモロジーモデリングの手法を用い、3D-1D、XPLORE及びPROCHECKプログラムによりセルラーゼの分子構造を予測した場合に、配列番号1において42番目のロイシンから404番目のバリンまでの活性ドメイン領域と70%以上、好ましくは80%以上、より好ましくは90%以上、さらに好ましくは95%以上、特に好ましくは98%以上の相同性を有し、且つ配列番号1における343番目のアスパラギンから377番目のロイシンに相当するアミノ酸配列がセルラーゼ分子内においてループ構造を有しているものが好ましい。尚、この場合のアミノ酸配列の相同性は、例えばLipman-Pearson法(Science,227,1435,1985)等に準じて計算することができる。

また親アルカリセルラーゼは、ドデシル硫酸ナトリウムポリアクリルアミドゲル電気泳動(SDS-PAGE)法あるいはゲル濾過法により得られる分子量が86,000±2,000である、カルボキシメチルセルロースを基質とした場合の最適反応 $pHが7.5\sim9.0$ の間にある、最適反応温度が $40\sim50$ Cの範囲にある、等の性質を有しているのが好ましく、更にカルボキシメチルセルロースのほかにリケナンを良好に分解することが好ましく、pH9で50C、10分間の処理においても充分に安定であることが好ましい。

特に、分子量が86,000±2,000 (SDS-PAGEあるいはSephac ryl S200カラムによるゲル濾過法)、最適反応pHが8.6 $\sim$ 9.0、最適 反応温度が50 $^{\circ}$ 、カルボキシメチルセルロースのほかにリケナンを良好に分解 し、pH9、5mM塩化カルシウム存在下で50 $^{\circ}$ 、10分間の処理を行った場合95%以上(30 $^{\circ}$ 、10分間処理時の残存活性を100%とする)の残存活性を認めるような性質を有するものが好ましい。

以上より、本発明における親アルカリセルラーゼとしては、配列番号1に示す

アルカリセルラーゼの他、前述したように配列番号1の特定の活性ドメイン領域と高い相同性を有し、且つ配列番号1における特定のアミノ酸配列がセルラーゼ分子内においてループ構造を有するというアミ酸配列上の特徴を有するもの及び/又は上記の酵素学的性質を有するもの、特に当該アミ酸配列上の特徴を有し且つ当該酵素学的性質を有するものであり、配列番号1に示すアミノ酸配列と90%以上、好ましくは95%以上、更に好ましくは98%以上の相同性を示すものが好ましい。

具体的には、「配列番号1で示されるアミノ酸配列を有するアルカリセルラーゼ」であるEgl-237[バチルス エスピーKSM-S237(FERM BP-7875)由来、Hakamadaら、Biosci、Biotechnol、Biochem、64、2281-2289、2000]、バチルス エスピー 1139株由来のアルカリセルラーゼ(Egl-1139)(Fukumoriら、J. Gen、Microbiol、132、2329-2335)(相同性91、4%)、バチルス エスピー KSM-64株由来のアルカリセルラーゼ(Egl-64)(Sumitomoら、Biosci、Biotechnol、Biochem、56、872-877、1992)(相同性91、9%)、バチルス エスピー KSM-N131株由来のセルラーゼ(Egl-N131b)(特願2000-47237号)(相同性95、0%)等が挙げられる。

本発明の変異アルカリセルラーゼは、上記親アルカリセルラーゼにおいて、配列番号1の343位~377位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基から選ばれる1以上を欠失させ、当該欠失部分にアミノ酸残基数2~15のペプチドを挿入してなるものである。

欠失させるアミノ酸残基は、配列番号1の343位~377位における任意の連続又は非連続の1~35個のアノ酸残基であればよく、好ましくは350位~377位中、より好ましくは355位~365位中、更に好ましくは357位~362位中のアノ酸残基である。

特に、343位~377位中の任意の1~27残基、2~15残基又は3~1

0 残基、355位~377位中の任意の1~8 残基、3~6 残基又は全てのアミノ酸残基、357位~362位中の任意の2 残基、2~5 残基又は全てのアミノ酸残基が好ましい。

斯かる配列番号1の343位~377位のアミノ酸領域は、ホモロジーモデリングによる立体構造解析 (0zawa et al., Protein Eng., 14, 501-504, 2001) によれば、Eg1-237の活性中心から比較的離れた位置に存在し、自由度が高く、且つセルラーゼ構造の維持に深く関与しているループ構造の一部を形成する領域であると推定される。

尚、「配列番号1の343位~377位に相当する位置のアミノ酸残基」を特定する方法としては、例えばリップマンーパーソン法等の公知のアルゴリズムを用いてアミノ酸配列を比較し、各アルカリセルラーゼのアミノ酸配列中に存在する保存アミノ酸残基に最大の相同性を与えることにより行うことができる。セルラーゼのアミノ酸配列をこのような方法で整列させることにより、アミノ酸配列中にある挿入、欠失にかかわらず、相同アミノ酸残基の各セルラーゼにおける配列中の位置を決めることが可能である(図1a~1c)。相同位置は、三次元構造中で同位置に存在すると考えられ、対象のセルラーゼの特異的機能に関して類似した効果を有することが推定できる。

例えば、配列番号1で示されるアミノ酸配列を有するアルカリセルラーゼ(E g 1-237)の357位~362位に相当する位置を、前述したE g <math>1-1139、E g 1-64、E g 1-N131bについて示せば、下記表1のとおりである。

表1

Eg1-237	Eg1-1139	Egl-64	Egl-N131b
357Gly	357G1y	357Gly	343Gly
358Lys	358Lys	358Lys	344Lys
. 359Ser	359Ser	359Ser	345Ser
360Asn	360Asn	360Asn	346Asn
361Ala	361Ala	361Ala	347Ala
362Thr	362Thr	362Thr	348Thr

斯かる欠失部位に挿入すべきペプチドとしては、20種類の必須アミノ酸のいずれから構成されていていもよいが、アラニン、グリシン、ヒスチジン、アルギニンを含むものが好ましく、特にアラニンとグリシン、アラニンとヒスチジン、アラニンとアルギニンを含むものが好ましい。

また、ペプチドを構成するアミノ酸残基の数としては、 $2\sim15$ 個であるのが好ましく、 $2\sim10$ 個、更には $2\sim6$ 個であるのが好ましく、特に3個であるのが好ましい。

斯かるペプチドの好適な例としては、例えばアスパラギンースレオニンーアラニンーバリンーグリシンーイソロイシン、アラニンーセリンーメチオニンーロイシンーフェニルアラニンーグルタミン酸、システインーロイシンーグリシンーヒスチジンーセリン、チロシンーグルタミンーリジンーアラニン、アスパラギン酸ーメチオニンーイソロイシンーバリン、イソロイシンースレオニンープロリンーリジン、グリシンーロイシンーシステイン、セリンーバリンーフェニルアラニンが挙げられるが、中でも両末端にアラニン残基を有する3~6残基のペプチドが好ましく、アラニンー任意の1個のアミノ酸ーアラニンがより好ましく、アラニンーグリシンーアラニン、アラニンーヒスチジンーアラニン又はアラニンアルギニンーアラニンが特に好ましい。

また、本発明の変異アルカリセルラーゼには、アルカリセルラーゼ活性並びに 改変された特性を失わない限り、上記の変異とは別に、アミノ酸配列中において 1~数個のアミノ酸残基が欠失、置換又は付加されたものも包含する。

本発明の変異アルカリセルラーゼは、親アルカリセルラーゼに対し目的の変異 を導入すればよく、例えば以下の方法により行われる。

すなわち、親アルカリセルラーゼを培養して得られた培養液から遠心分離により菌体を分離し、該菌体からのアルカリセルラーゼ遺伝子を含んだ染色体DNAを調製 [例えば、マーマーの方法(J. Mol. Biol., 3, 208-212, 1961)や斎藤と三浦の方法(Biochim. Biophys. Acta, 72, 619-629, 1963)] し、ショットガンクローニング法やPCR法を用いて親アルカリセルラーゼ(例えば配列番号1で示されるアミノ酸配列を有するアルカリセルラーゼ)をコードする遺伝子(配列番号2)をクローニングすることができる。クローニングされた遺伝子に対し変異を導入し、変異遺伝子を含むプラスミドを用いて適当な宿主菌を形質転換し、形質転換株を培養することによってその培養物から本発明の変異アルカリセルラーゼを得ることができる。

親アルカリセルラーゼをコードする遺伝子に変異を導入する方法としては、部位特異的変異法等を用いることができる。例えばTakara社のSite-Directed Mutagenesis System Mutan-Super Express Km kit等を使用することができる。変異が導入されたアルカリセルラーゼ遺伝子は適当なベクターに組込むことができる。

ここで使用可能なベクターとしては、宿主菌内で複製維持可能であり、アルカリセルラーゼ遺伝子を発現させることができ、組込まれた該遺伝子を安定に保持できれば如何なるものも使用可能である。例えば、Bacillus 属細菌を宿主とする場合、pUB110やpHY300PLK等が挙げられ、大腸菌を宿主とする場合、pUC18、pUC19、pBR322或いはpHY300PLK等が挙げられる。

かくして得られた組換えベクターを用いて宿主菌を形質転換するにはプロトプラスト法、コンピテントセル法、エレクトロポレーション法等を用いて行うことができる。宿主菌としては特に制限されないがBacillus属(枯草菌)等のグラム陽性菌、Escherichia coli (大腸菌)等のグラム陰性菌、Streptomyces属(放線菌)、Saccharomyces属(酵母)、Aspergillus属(カビ)等の真菌が挙げられる。

得られた形質転換体は、資化しうる炭素源、窒素源、金属塩、ビタミン等を含む培地を用いて適当な条件下で培養すればよい。かくして得られた培養液から、一般的な方法によって酵素の分取や精製を行い、凍結乾燥、噴霧乾燥、結晶化により必要な酵素形態を得ることができる。

かくして得られる変異アルカリセルラーゼの最適反応pHは、親アルカリセルラーゼの値よりも高く、好ましくは、pH9.  $0\sim9$ . 5、より好ましくはpH9.  $5\sim1$ 0. 0まで高アルカリ側にシフトしているものである。さらに変異アルカリセルラーゼの最適反応pH以外の諸性質は、前述した親アルカリセルラーゼの諸性質を保持していることが好ましい。

#### 実施例

実施例1 Eg1-237のループ領域の改変

Egl-237の分子モデルは、既に結晶構造が解析されているCelKの解析データを基にホモロジーモデリングにより構築し、モデル構造の精密化は、3D-1D、XPLORE及びPROCHECKプログラムにより行った。次いで、得られた情報を基にループ構造内の一部のアミノ酸(357番グリシンから362番スレオニン)を欠失させると同時にアラニンーグリシンーアラニン、アラニンーとスチジンーアラニン及びアラニンーアルギニンーアラニンを新たに導入した。このループ領域の変異には、それぞれ変異導入プライマー1、2及び3(配列番号3、4及び5)を用い、アンチセンスプライマーには変異導入プライマー

4 (配列番号6) を用いた。アラニンーグリシンーアラニン変異導入においては 鋳型DNAとしてpHY300PLK中に組換えられたEg1-237遺伝子を 用いた。アラニンーヒスチジンーアラニン及びアラニンーアルギニンーアラニン 変異導入には鋳型DNAにpHY300PLK中に組換えられたアラニンーグリ シンーアラニン変異体プラスミドを用いた。具体的には、鋳型DNAプラスミド 0. 5 μ L (10 n g)、変異導入用プライマー20 μ L (1 μ M)、アンチセン スプライマー20 μ L (1 μ M)、10倍濃度のP C R 用緩衝液 10 μ L、10 mM デオキシヌクレオチド3リン酸(dNTP)混液8μL、PyrobestD NAポリメラーゼ 0.  $5 \mu L(2.5 units、タカラ)$ 及び脱イオン水 39. 5 μ L を混合した後、gene amp PCR system 9700 (アマシャ ムファルマシア) でPCRを行った。反応条件は、94℃2分間の熱変性後、9 4℃1分間、60℃1分間、72℃1.5分間(30サイクル)及び72℃3分 間で行った。得られたPCR産物をGFX PCR DNA and gel ban d purification kit (アマシャムファルマシア) で精製後 (4 3. 5 μ L) 、5. 5 μ Lの10倍濃度のリン酸化用緩衝液及びpolynuc leotide kinase1µL(10units)を加え、37℃で1時間リ ン酸化反応を行った後、精製した。リン酸化された P C R 産物 2 5 μ L に、鋳型 プラスミドを2μL(20ng)、10倍濃度のPCR用緩衝液10μL、10 mM dNTP混液8μL、PyrobestDNAポリメラーゼ1μL(5un i t s)及び脱イオン水 5 4 μ L を混合した後、P C R を行った。 反応条件は、9 4℃2分間の熱変性後、94℃1分間、58℃1分間、72℃6分間(30サイ クル) 及び72℃12分間で行った。得られたPCR産物を精製後(43.5 μ L)、5.5μLの10倍濃度のリン酸化用緩衝液及びポリヌクレオチドキナー ゼ1µL(10units)を加え、37℃で1時間リン酸化反応を行った。エタ ノール沈澱により回収された10μLのDNA溶液をligation kit ver. 2 (タカラ) を用いて16℃で18時間ライゲーション反応を行い、自

己閉環した後、再度エタノール沈殿によりDNA混液を回収した。 実施例2 形質転換法

実施例1で得られたDNA混液5μLを用いて<u>Bacillus subti</u> <u>lis</u> ISW1214株に導入して形質転換体を取得した (Chang and Cohen, M ol. Gen. Gent., 168, 111, 1979)。この方法により得られたプロトプラストをテトラ サイクリン (15 μ g/mL、シグマ) を含むDM3再生寒天培地[0.8% (w /v) 寒天(和光純薬)、0.3M コハク酸二ナトリウム6水和物、0.5% カザミノ酸テクニカル(ディフコ)、0.5% 酵母エキス、0.35% KH。 PO<sub>4</sub>、0. 15% K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>、0. 5% グルコース、0. 4% MgCl<sub>2</sub>・ 6H,O、0.01% 牛血清アルブミン (シグマ)、0.5% CMC (関東科 学)、0.005% トリパンブルー(メルク)及びアミノ酸混液(ロイシン、メ チオニン10 ug/mL)]上に途抹し、30℃で72時間培養して形質転換体を得 た。DM3再生寒天平板培地上で、ハローを形成した形質転換体をテトラサイク リン (15 μg/mL) を含んだポリペプトン培地 (3% ポリペプトンS、3% マルトース、0.5% 魚肉エキス (和光純薬)、0.1% 酵母エキス、0.1 % KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>、0.02% MgSO<sub>4</sub>・7H<sub>2</sub>O) で、30℃、15時間振とう 培養を行い、集菌後、micro prep plasmid purificat ion kit (アマシャムファルマシア) によりプラスミドを回収、精製した。 取得したプラスミド中に挿入されたセルラーゼ遺伝子の変異配列の確認は、37 7DNAシークエンサー(アプライドバイオシステム)を用いて行なった。変異 導入近辺の領域を解読できるような適当なシークエンス用プライマーを用いて塩 基配列解析を行い、目的の変異が導入されているプラスミドを選別した。

宿主菌<u>B. subtilis</u> ISW1214株の培養は、3% ポリペプトンS(日本製薬製)、0.5% 魚肉エキス、0.05% 酵母エキス、0.1% KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>、0.02 %MgSO<sub>4</sub>・7H<sub>2</sub>O、テトラサイクリン(15μg/

実施例3 セルラーゼ変異体の生産

mL) 及び5% マルトースを含んだ培地を用いて、30℃で72時間行った。

各種変異体を培養した結果、ループ領域変異体アラニンーグリシンーアラニンのセルラーゼ活性量は36800U/L、アラニンーヒスチジンーアラニンの活性量は34700U/L及びアラニンーアルギニンーアラニンの活性量は32400U/Lであった。

尚、セルラーゼ活性は、3,5-ジニトロサリチル酸(DNS)法により測定した。

即ち、0.2 mLの0.5 M グリシンー水酸化ナトリウム緩衝液(pH9.0)、0.4 mLの2.5%(w/v)カルボキシメチルセルロース(A01MC;日本製紙)、0.3 mLの脱イオン水から成る反応液に0.1 mLの適当に希釈した酵素液を加え40℃、20分間反応させた後、1 mLのジニトロサリチル酸試薬(0.5% ジニトロサリチル酸、30% ロッシェル塩、1.6% 水酸化ナトリウム水溶液)を添加し、沸水中で5分間還元糖の発色を行った。氷水中で急冷し、4 mLの脱イオン水を加え535 n mにおける吸光度を測定し還元糖の生成量を求めた。ブランクは酵素液を加えずに処理した反応液にジニトロサリチル酸試薬を加えた後、酵素液を添加し、同様に発色させたものを用意した。酵素1単位(1U)は、上記反応条件下において1分間に1 $\mu$ mo1のグルコース相当の還元糖を生成する量とした。

### 実施例4 組換えセルラーゼループ改変体の精製

組換えセルラーゼループ改変体の培養上清液を脱イオン水にて10倍に希釈した後、予め、10mM トリス塩酸緩衝液(pH8.0)で平衡化したDEAEトョパール(東ソー)カラム(2.5 cm×5 cm)に添着した。同緩衝液でカラムを洗浄した後、同緩衝液中0~0.4 Mの塩化ナトリウム400mLによる直線濃度勾配によりタンパク質を溶出させた。目的の組換えセルラーゼループ改変体は、塩化ナトリウム濃度0.25 M付近で、電気泳動的にほぼ単一な成分として溶出された。脱塩濃縮は、限外濾過膜(PM10、ミリポア)を用いて行った。

# 実施例5 組換えセルラーゼループ改変体の最適反応 p H

実施例4で得られた組換えセルラーゼループ改変体の精製標品を用いて、酵素 反応に及ぼすpHの影響を調べた。グリシンー水酸化ナトリウム緩衝液(pH8.2~10.9)を用いて最適反応pHを調べた結果、組換え野生型セルラーゼの 最適反応pHは、pH9.0であるのに対し、アラニンーグリシンーアラニン変 異体のセルラーゼの最適反応pHは、pH10と1pHユニット高アルカリ性側 にシフトすることが判った(図2)。また、アラニンーヒスチジンーアラニン変 異体及びアラニンーアルギニンーアラニン変異体の最適反応pHは、9.6付近であり、さらにpH8.8からpH9.9の活性は最適pH9.6での活性を100%とした場合、相対値95%以上と親セルラーゼやアラニンーグリシンーア ラニン変異体に比べ高くなっていることも判った(図2、3)。

# 産業上の利用可能性

本発明の変異アルカリセルラーゼは、洗濯液中のpH(pH10.5付近)に 近い最適pHを有し、洗剤用酵素として有用である。

## 請求の範囲

1. 配列番号1で示されるアミノ酸配列又はこれと90%以上の相同性を有するセルラーゼについて、配列番号1の343位~377位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基から選ばれる1以上を欠失させ、当該欠失部分にアミノ酸残基数2~15のペプチドを挿入した変異アルカリセルラーゼ。

- 2. 配列番号1の357位~362位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基から選ばれる1以上を欠失させ、当該欠失部分にアミノ酸残基数2~5のペプチドを挿入した請求項1記載の変異アルカリセルラーゼ。
- 3. 配列番号1の357位~362位又はこれに相当する位置のアミノ酸残基を全て欠失させ、当該欠失部分にアミノ酸残基数3のペプチドを挿入した請求項1又は2記載の変異アルカリセルラーゼ。
- 4. 挿入するペプチドが、アラニン及びグリシン、アラニン及びヒスチジン、 又はアラニン及びアルギニンのいずれかを構成アミノ酸残基として含むものであ る請求項1~3のいずれか1項記載の変異アルカリセルラーゼ。
- 5. 挿入するペプチドが、アラニンーグリシンーアラニン、アラニンーヒスチジンーアラニン又はアラニンーアルギニンーアラニンである請求項1~4のいずれか1項記載の変異アルカリセルラーゼ。
  - 6. 請求項1~5記載の変異アルカリセルラーゼをコードする遺伝子。
  - 7. 請求項6記載の遺伝子を含む組換えベクター。
  - 8. 請求項7記載の組換えベクターを含む形質転換体。
  - 9. 宿主が微生物である請求項8記載の形質転換体。

Eg1-237	1:MMLRKKTKQLISSILILVLLLSLFPAALAAEGNTREDNFKHLLGNDNVKRPSEAGALQLQEVDGQMTLVDQHGEKIQLRGMSTHGLQWFP 90	
Eg1-1139	1:MALRKKTKQLISSILILVLLLSLFPTALAAEGNTREDNFKHLLGNDNVKRPSEAGALQLQEVDGQMTLVDQHGEKIQLRGMSTHGLQWFP 90	
Eg1-64	1:MALRKKTKQLISSILILVLLLSLFPTALAAEGNTREDNFKHLLGNDNVKRPSEAGALQLQEVDGQMTLVDQHGEKIQLRGMSTHGLQWFP 90	
Eg1-N131b	1:MALRKKTKQLGRPAQA-EGNTREDNFKHLLGNDNVKRPSEAGALQLQEVDGQMTLVDQHGEKIQLRGMSTHGLQWFP 76	
٠	<del>*************************************</del>	

91:EILNDNAYKALSNDWDSNMIRLAMYVGENGYATNPELIKQRVIDGIELAIENDMYVIVDWHVHAPGDPRDPVYAGAKDFFREIAALYPNN 180 91:EILNDNAYKALANDWESNMIRLAMYVGENGYASNPELIKSRVIKGIDLAIENDMYVIVDWHVHAPGDPRDPVYAGAEDFFRDIAALYPNN 180 91:EILNDNAYKALANDWESNMIRLAMYVGENGYASNPELIKSRVIKGIDLAIENDMYVIVDWHVHAPGDPRDPVYAGAEDFFRDIAALYPNN 180 77:EILNDNAYKALSNDWDSNMIRLAMYVGENGHATNPELIKQRVIDGIELAIENDMYVIVDWHVHAPGDPRDPVYAGAKDFFREIAALYPNN 166 Eg1-N131b Eg1-1139 Eg1-237 Eg1-64

270 256 181:PHIIYELANEPSSNNNGGAGIPNNEEGWNAVKEYADPIVEMI,RDSGNADDNIIIVGSPNWSQRPDLAADNPIDDHHTMYTVHFYTGSHAA 270 181:PHIIYELANEPSSNNNGGAGIPNNEEGWNAVKEYADPIVEMLRDSGNADDNIIIVGSPNWSQRPDLAADNPIDDHHTMYTVHFYTGSHAA 270 181:PHIIYELANEPSSNNNGGAGIPNNEEGWKAVKEYADPIVEMLRKSGNADDNIIIVGSPNWSQRPDLAADNPIDDHHTMYTVHFYTGSHAA Egl-N131b 167:PHIIYELANEPSSNNNGGAGIPNNEEGWKAVKEYADPIVQMLRKSGNADDNIIIVGSPNWSQRPDLAADNPIDDHHTMYTVHFYTGSHAA Egl-1139 Eg1-237 Eg1-64

346 360 271:STESYPSETPNSERGNVMSNTRYALENGVAVFATEWGTSQASGDGGPYFDEADVWIEFLNENNISWANWSLTNKNEVSGAFTPFELGKSN 271:STESYPPETPNSERGNVMSNTRYALENGVAVFATEWGTSQANGDGGPYFDEADVWIEFLNENNISWANWSLINKNEVSGAFTPFELGKSN 271:STESYPPETPNSERGNVMSNTRYALENGVAVFATEWGTSQANGDGGPYFDEADVWIEFLNENNISWANWSLTNKNEVSGAFTPFELGKSN 257:STESYPPETPNSERGNVMSNTRYALENGVAVFATEWGTSQANGDGGPYFDEADVWIEFLNENNISWANWSLTNKNEVSGAFTPFELGKSN Eg1-N131b Eg1-1139 Eg1-237 Eg1-64

<u>図</u>1 b

449 449 436 450 361:ATNLDPGPDHVWAPEELSLSGEYVRARIKGVNYEPIDRTKYTKVLWDFNDGTKQGFGVNSDSPNKELIAVDNENNTLKVSGLDVSNDVSD 361:ATSLDPGPDQVWVPEELSLSGEYVRARIKGVNYEPIDRTKYTKVLWDFNDGTKQGFGVNGDSPVEDVVIEN-EAGALKLSGLDASNDVSE 361:ATSLDPGPDQVWVPEELSLSGEYVRARIKGVNYEPIDRTKYTKVLWDFNDGTKQGFGVNGDSPVEDVVIEN-EAGALKLSGLDASNDVSE 347:ATSLDPGPDQVWVPEELSLSGEYVRARIKGVNYEPIDRTKYTKVLWDFNDGTKQGFGVNSDSPNKELIAVDNENNTLKVSGLDVSNDVSD Egl-N131b Eg1-1139 Eg1-237 Eg1-64

538 526 540 538 451:GNFWANARLSANGWGKSVDILGAEKLIMDVIVDEPTTVAIAAIPQSSKSGWANPERAVRVNAEDFVQQTDGKYKAGLTITGEDAPNLKNI 450:GNYWANARLSADGWGKSVDILGAEKLIMDVIVDEPTTVSIAAIPQGPSANWVNPNRAIKVEPTNFVPLED-KFKAELTITSADSPSLEAI 450:GNYWANARLSADGWGKSYDILGAEKLTMDYIVDEPTTYSIAAIPQGPSANWYNPNRAIKVEPTNFYPLGD-KFKAELTITSADSPSLEAI Egl-N131b 437:GNFWANARLSANGWGKSVDILGAEKLIMDVIVDEPTTVAIAAIPQSSKSGWANPERAVRVNAEDFVQQTDGKYKAGLTITGEDAPSLEAI Eg1-1139 Eg1-237 Eg1-64

541:AFHEEDNNMNNIILFVGTDAADVIYLDNIKVIGTEVEIPVVHDPKGEAVLPSVFEDGTRQGWDWAGESGVKTALTIEEANGSNALSWEFG 630 539:AMHAENNNINNIILFVGTEGADVIYLDNIKVIGTEVEIPVVHDPKGEAVLPSVFEDGTRQGWDWAGESGVKTALTIEEANGSNALSWEFG 628 539:AMHAENNNINNIILFVGTEGADVIYLDNIKVIGTEVEIPVVHDPKGEAVLPSVFEDGTRQGWDWAGESGVKTALTIEEANGSNALSWEFG 628 527:AMHAENYTINNIILFVGTEGADVIYLDTIKVIGPEVEIPVVHDPKGEAVLPSVFEDGTRQGWDWAGESGVKTALTIEEANGSNALSWEFG 616 \*\* \*\* \* Eg1-N131b 3gl-1139 Eg1-237 Eg1-64

706 629:YPEVKPSDNWATAPRLDFWKSDLVRGENDYVTFDFYLDPVRATEGAMNINLVFQPPTNGYWVQAPKTYTINFDELEEPNQVNGLYHYEVK 718 629:YPEVKPSDNWATAPRLDFWKSDLVRGENDYVTFDFYLDPVRATEGAMNINLVFQPPTNGYWVQAPKTYTINFDELEEANQVNGLYHYEVK 718 631:YPEVKPSDNWATAPRLDFWKSDLVRGENDYVAFDFYLDPVRATEGAMNINLVFQPPTNGYWVQAPKTYTINFDELEEANQVNGLYHYEVK 720 Egl-N131b 617:YPEVKPSDNWATAPRLDFWKSDLVRGENDYVTFDFYLDPVRATEGAMNINLVFQPPTNGYWVQAPKTYTINFDELEEANQVNGLYHYEVK Eg1-1139 Eg1-237 Eg1-64

KEA 810	000	000 1	967 1		824	801	822	810
721:INVRDITNIQDDTLLRNMMIIFADVESDFAGRVFVDNVRFEGAATTEPVEPEPVDPGEETPPVDEKEAKKEQKEAEKEEKEAVKEEK 740. tiinnettiin onemit mindettiinnen saaniminen aantamaniminen aantamaniminen aantamaniminen aantamaniminen a	39 (19:INVRULINIQUDILLKNWMILFADVESUFAGKVFVDNVKFEGAALIEFVEFEFVDFGEEIFFVDENEARIEGNGAENFEGAGE **********************************	719:INVRDIINIQDDILLRNMMILFADVESDFAGKVFVDNVRFEGAAIIEFVEFEFVDFGEEIFFVDEREARKEGKEAEREEKEAVREERREA OOO	Egl-N131b 707:INVRDITNIQDDTLLRNMMIIFADVESDFAGRVFVDNVRFEGAATTEPVEPEPVDPGEETPPVDEKEAKKEQKEAEKEEKEAVKEEKKEA 796	**************************************	7 811:KEEKKAVKNEAKKK	39 801:	809:KEEKKAIKNEATKK	Eg1-N131b 797:KEEKKAIKNEATKK
Eg1-237	EgI-1139	Eg1-64	Eg1-N1		Eg1-237	Eg1-1139	Eg1-64	Eg1-NI

図2

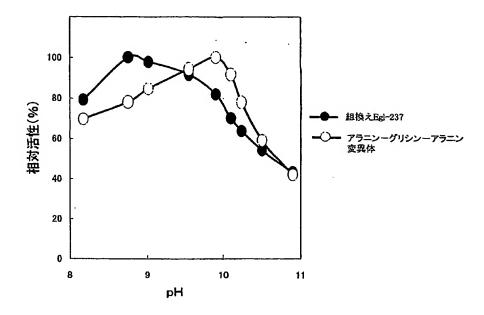


図3

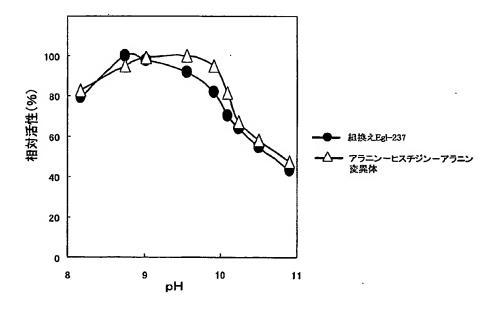
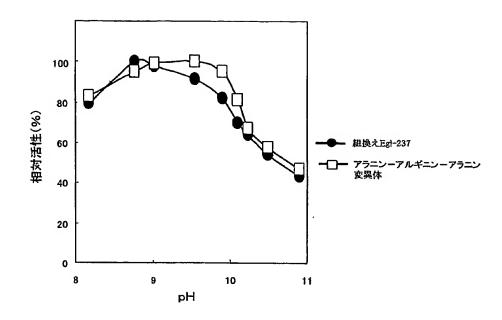


図4



#### SEQUENCE LISTING

<110> KAO CORPORATION

<120> Mutant alkali cellulase

<130> P

<150> JP P2002-124474

<151> 2002-04-25

<160> 6

<170> PatentIn Ver. 2.1

⟨210⟩ 1

<211> 824

<212> PRT

<213> Bacillus sp. KSM-S237

<400> 1

Met Met Leu Arg Lys Lys Thr Lys Gln Leu Ile Ser Ser Ile Leu Ile 1 5 10 15

Leu Val Leu Leu Leu Ser Leu Phe Pro Ala Ala Leu Ala Ala Glu Gly 20 25 30

Asn Thr Arg Glu Asp Asn Phe Lys His Leu Leu Gly Asn Asp Asn Val 35 40 45

Lys Arg Pro Ser Glu Ala Gly Ala Leu Gln Leu Gln Glu Val Asp Gly
50 55 60

Gln Met Thr Leu Val Asp Gln His Gly Glu Lys Ile Gln Leu Arg Gly 65 70 75 80

Met Ser Thr His Gly Leu Gln Trp Phe Pro Glu Ile Leu Asn Asp Asn 85 90 95

Ala Tyr Lys Ala Leu Ser Asn Asp Trp Asp Ser Asn Met Ile Arg Leu
100 105 110

Ala Met Tyr Val Gly Glu Asn Gly Tyr Ala Thr Asn Pro Glu Leu Ile 115 120 125

Lys Gln Arg Val Ile Asp Gly Ile Glu Leu Ala Ile Glu Asn Asp Met

Tyr Val Ile Val Asp Trp His Val His Ala Pro Gly Asp Pro Arg Asp 145 150 155 160

Pro Val Tyr Ala Gly Ala Lys Asp Phe Phe Arg Glu Ile Ala Ala Leu 165 170 175

Tyr Pro Asn Asn Pro His Ile Ile Tyr Glu Leu Ala Asn Glu Pro Ser 180 185 190

Ser Asn Asn Gly Gly Ala Gly Ile Pro Asn Asn Glu Glu Gly Trp 195 200 205

Lys	Ala 210	Val	Lys	Glu	Tyr	Ala 215	Asp	Pro	Ile	Val	G1u 220	Met	Leu	Arg	Lys
Ser	Gly	Asn	Ala	Asp	Asp	Asn	Ile	Ile	Ile	Val	Glv	Ser	Pro	Asn	Tro
225	-			-	230					235	•	_			240
	Gln	Ara	Pro	Acn		410	410	Acr	A an		T1.	A	۸	u: -	
Det	OIII	urg	110		Leu	Ala	міа	ASP		LLO	TTE	Asp	Asp		HIS
		_		245					250					255	
Thr	Met	Tyr	Thr 260	Val	His	Phe	Tyr	Thr 265	Gly	Ser	His	Ala	Ala 270	Ser	Thr
Glu	Ser	Tyr	Pro	Ser	G1u	Thr	Pro	Asn	Ser	Glu	Arg	G1v	Asn	Va1	Met
		275					280				5	285			
Sar	Asn		Ara	Tur	Δ1a	Lou		Acn	C1	Vo1	۸1۵		Dha	A1.	TL.
061		1111	мg	LYI	nia		Giu	VOII	GIY	Val		Val	rne	нта	Inr
	290		<b></b>	_		295	_				300	_	_		
	Trp	Gly	Thr	Ser	Gln	Ala	Ser	Gly	Asp	Gly	Gly	Pro	Tyr	Phe	Asp
305					310					315					320
Glu	Ala	Asp	Val	Trp	Ile	Glu	Phe	Leu	Asn	Glu	Asn	Asn	Ile	Ser	Trp
				325					330					335	•
Ala	Asn	Trp	Ser	Leu	Thr	Asn	Lvs	Asn	Glu	Val	Ser	G1v	A1a	Phe	Thr
		_	340				•	345					350		
Pro	Phe	Glu		G1 v	ive	Sar	Aen		Thr	Acn	I au	Acn		C1 <sub>w</sub>	Dro
	1 110	355	Dou	OI,	د رب	OCI		ma	1111	иоп	Leu		110	GIA	110
۸	11: -		Т	47 -	D	Δ1	360				~	365	-01		., .
Asp	His	vai	irp	АТа	Pro		GIU	Leu	Ser	Leu		Gly	Glu	Tyr	Val
	370					375					380				
Arg	Ala	Arg	Ile	Lys	Gly	Val	Asn	Tyr	Glu	Pro	Ile	Asp	Arg	Thr	Lys
385					390					395					400
Tyr	Thr	Lys	Val	Leu	Trp	Asp	Phe	Asn	Asp	Gly	Thr	Lys	Gln	Gly	Phe
				405					410					415	
Gly	Val	Asn	Ser	Λsp	Ser	Pro	Asn	Lvs	Glu	Leu	Ile	Ala	Val	Asn	Asn
-			420	•				425					430		
G111	Asn	Acn		Ī au	Lvc	Va l	Sar		Lon	Aan	Vol	Com		1	Vo 1
ulu	non		1111	Leu	Lys	141		GIY	Leu	vsb	Val		ASII	ASP	val
0		435		ъ.	_		440				_	445	_		_
Ser	Asp	GLY	Asn	Phe	lrp		Asn	Ala	Arg	Leu	Ser	Ala	Asn	Gly	Trp
	450					455					460				
Gly	Lys	Ser	Val	Asp	Ile	Leu	Gly	Ala	Glu	Lys	Leu	Thr	Met	Asp	Val
465					470					475					480
Ile	Val	Asp	Glu	Pro	Thr	Thr	Val	Ala	Ile	Ala	Ala	Ile	Pro	Gln	Ser
				485					490					495	
Ser	Lys	Ser	Glv	Trn	Ala	Asn	Pro	Glu		Λla	Val	Ara	Va1		Ala
	_,.		500					505	6		,41	ти Б	510	non	MIA
Gly	A an	DLo		C1-	C1_	тL	۸		1	Т		41 -		,	mt .
Giu	Asp		Val	GIU	GIU	ınr		GLY	Lys	lyr	Lys		GLY	Leu	Inr
		515					520					525			
Ile	Thr	Gly	Glu	Asp	Ala	Pro	Asn	Leu	Lys	Asn	Ile	Ala	Phe	His	Glu
	530					535					540				
Glu	Asp	Asn	Asn	Met	Asn	Asn	Ile	Ile	Leu	Phe	Val	Gly	Thr	asA	Ala
545					550					555		-		•	560
	Asp	Va1	He	Tvr		Asn	Asn	Πρ	I.ve		Πa	Glv	Thr	Glii	
				565	204	,	11			, 41	110	J. 7	1111		101
				500					570					575	

Glu Ile Pro Val Val His Asp Pro Lys Gly Glu Ala Val Leu Pro Ser 580 585 Val Phe Glu Asp Gly Thr Arg Gln Gly Trp Asp Trp Ala Gly Glu Ser 600 Gly Val Lys Thr Ala Leu Thr Ile Glu Glu Ala Asn Gly Ser Asn Ala 615 Leu Ser Trp Glu Phe Gly Tyr Pro Glu Val Lys Pro Ser Asp Asn Trp 635 Ala Thr Ala Pro Arg Leu Asp Phe Trp Lys Ser Asp Leu Val Arg Gly 645 650 Glu Asn Asp Tyr Val Ala Phe Asp Phe Tyr Leu Asp Pro Val Arg Ala 665 Thr Glu Gly Ala Met Asn Ile Asn Leu Val Phe Gln Pro Pro Thr Asn 680 · Gly Tyr Trp Val Gln Ala Pro Lys Thr Tyr Thr Ile Asn Phe Asp Glu 695 Leu Glu Glu Ala Asn Gln Val Asn Gly Leu Tyr His Tyr Glu Val Lys 710 715 Ile Asn Val Arg Asp Ile Thr Asn Ile Gln Asp Asp Thr Leu Leu Arg 730 Asn Met Met Ile Ile Phe Ala Asp Val Glu Ser Asp Phe Ala Gly Arg 745 Val Phe Val Asp Asn Val Arg Phe Glu Gly Ala Ala Thr Thr Glu Pro Val Glu Pro Glu Pro Val Asp Pro Gly Glu Glu Thr Pro Pro Val Asp 775 780 Glu Lys Glu Ala Lys Lys Glu Gln Lys Glu Ala Glu Lys Glu Glu Lys 790 795 Glu Ala Val Lys Glu Glu Lys Lys Glu Ala Lys Glu Glu Lys Lys Ala 805 810 815 Val Lys Asn Glu Ala Lys Lys Lys 820

<210> 2

<211> 2475

<212> DNA

<213> Bacillus sp. KSM-S237

<220>

<221> CDS

<222> (1).. (2475)

<400> 2

atg atg tta aga aag aaa aca aag cag ttg att tct tcc att ctt att 48 Met Met Leu Arg Lys Lys Thr Lys Gln Leu Ile Ser Ser Ile Leu Ile

1				5					10					15		
	-	tta Leu						_	_	_		•	•	_		96
		cgt Arg 35		-									_		-	144
		cct Pro			-		-					-	-	-		192
		aca Thr		-	_				-					_		240
		aca Thr				_						_		_		288
-		aaa Lys	_				-		_			_		•		336
		tat Tyr 115														384
		aga Arg										-		_	_	432
		att Ile														480
	_	tat Tyr	-		_		_			_	_		_	_		<b>528</b>
		aat Asn														576

Asn Gly Gly		Pro Asn Asn G	aa gaa ggt tgg 6 lu Glu Gly Trp 05	24
			tg tta cgt aaa 6 et Leu Arg Lys	72
	Asn Ile Ile		gt cca aac tgg 7. er Pro Asn Trp 240	20
			at gat cac cat 7 sp Asp His His 255	68
			ct gct tca act 8 la Ala Ser Thr 270	16
Pro Ser Glu		Ser Glu Arg G	ga aac gta atg 8 ly Asn Val Met 85	64
			ta ttt gca aca 9 al Phe Ala Thr	12
	Ala Ser Gly		ct tac ttt gat 9 ro Tyr Phe Asp 320	60
 	-	•	ac att agc tgg l sn Ile Ser Trp 335	800
			gt gca ttt aca 1 ly Ala Phe Thr 350	056
Leu Gly Lys		Thr Asn Leu A	ac cca ggt cca 1 sp Pro Gly Pro 65	104
		-	ga gaa tat gta l ly Glu Tyr Val	152

370				375				380					
		att Ile											1200
		gta Val		-		-		-	_				1248
		tcg Ser 420				_			_	_	_		1296
		act Thr		_	_		_	-	_		_	_	1344
	_	aac Asn											1392
		gtt Val											1440
 		gaa Glu											1488
		gga Gly 500					-	-	_				1536
		gtc Val											1584
		gaa Glu										_	1632
		aat Asn											1680

		gtt Val								Val	Ile				Val	1728
		cca Pro														1776
		gaa Glu 595														1824
		aaa Lys														1872
Leu 625	Ser	tgg Trp	Glu	Phe	Gly 630	Tyr	Pro	Glu	Val	Lys 635	Pro	Ser	Asp	Asn	Trp 640	1920
		gct Ala														1968
		gat Asp														2016
		ggc Gly 675														2064
		tgg Trp														2112
		gaa Glu													aaa Lys 720	2160
		gta Val														2208
		atg Met														2256

740 745 750

gtc ttt gta gat aat gtt cgt ttt gag ggg gct gct act act gag ccg 2304 Val Phe Val Asp Asn Val Arg Phe Glu Gly Ala Ala Thr Thr Glu Pro 755 760 765

gtt gaa cca gag cca gtt gat cct ggc gaa gag acg cca cct gtc gat 2352 Val Glu Pro Glu Pro Val Asp Pro Gly Glu Glu Thr Pro Pro Val Asp 770 775 780

gaa gca gta aaa gaa gaa aag aaa gaa gct aaa gaa gaa aag aaa gca 2448 Glu Ala Val Lys Glu Glu Lys Lys Glu Ala Lys Glu Glu Lys Lys Ala 805 810 815

2475

gtc aaa aat gag gct aag aaa aaa taa Val Lys Asn Glu Ala Lys Lys Lys 820

<210> 3 <211> 54 <212> DNA

<213> Artificial Sequence

<400> 3
gtgcatttac accattcgag ttagctggcg caaatcttga cccaggtcca gatc 54

<210> 4 <211> 34 <212> DNA <213> Artificial Sequence

<400> 4 ccattcgagt tagctcacgc aaatcttgac ccag 34

<210> 5
<211> 34
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<400> 5 ccattcgagt tagctcgtgc aaatcttgac ccag 34

<210> 6
<211> 31
<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<400> 6 caataacatc cattgtaagc ttctcagcac c 31

# Abstract

The present invention is directed to a mutated alkaline cellulase obtained by deleting, from a cellulase having an amino acid sequence represented by SEQ ID NO: 1 or an amino acid sequence exhibiting at least 90% homology therewith, one or more amino acid residue(s) chosen from the 343rd to 377th positions in SEQ ID NO: 1 or from corresponding positions and inserting a peptide having 2 to 15 amino acid residues into at least one of the deleted positions; and to a gene encoding the mutated alkaline cellulase.

The mutated alkaline cellulase has an optimum pH near the pH of the washing liquid (pH: about 10.5) and thus is useful as an enzyme for laundry detergent.